S2 1 PN='JP 10179150' ? t s2/9/1

2/9/1

DIALOG(R)File 351:Derwent WPI (c) 2005 Thomson Derwent. All rts. reserv.

012014032

WPI Acc No: 1998-430942/199837 XRAM Acc No: C98-130091 XRPX Acc No: N98-336582

Culture of hepatocytes and determination of drug metabolising ability - used in synthesis of phenobarbital induced type cytochrome P-450

Patent Assignee: SUMITOMO BAKELITE CO LTD (SUMB)

Number of Countries: 001 Number of Patents: 001

Patent Family:

Patent No Kind Date Applicat No Kind Date Week

JP 10179150 A 19980707 JP 97215246 A 19970808 199837 B

Priority Applications (No Type Date): JP 96279082 A 19961022

Patent Details:

Patent No Kind Lan Pg Main IPC Filing Notes

JP 10179150 A 4 C12N-005/06

Abstract (Basic): JP 10179150 A

A method for culture of hepatocytes using a culture gel bed mainly comprises type I collagen free from telopeptide or a reducing agent treated telopeptide, and a culture soln. contg. 0.5-3 v/v% of DMSO and a cpd. having an expression inductive action of phenobarbital induced type cytochrome P-450, opt. contg. no serum and contg. 0.00000001-0.000001 M of sodium selenite used for determn. of drug metabolising ability.

USE - Used in synthesis of phenobarbital induced type cytochrome P-450. ADVANTAGE - Application for safety and toxicity evaluation studies of test substances.

Dwg.0/3

Title Terms: CULTURE; DETERMINE; DRUG; METABOLISM; ABILITY; SYNTHESIS;

PHENOBARBITAL; INDUCE; TYPE; CYTOCHROME; P

Derwent Class: B04; D16; S03

International Patent Class (Main): C12N-005/06 International Patent Class (Additional): G01N-033/15

File Segment: CPI; EPI

Manual Codes (CPI/A-N): B04-F02; B12-K04; D05-H08; D05-H09

Manual Codes (EPI/S-X): S03-E14A1 Chemical Fragment Codes (M1):

\*01\* M423 M720 M781 M903 N102 P831 Q233 V600 V643 V754

Chemical Fragment Codes (M6): +02° M903 P831 Q233 R521 R633

Derwent Registry Numbers: 0274-U; 1151-U; 1997-U

? logoff

## (19)日本国特許庁(JP)

# (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

## 特開平10-179150

(43)公開日 平成10年(1998)7月7日

(51) Int.Cl.°		酸前記号	FI		
C 1 2 N	5/06		C12N	5/00	E
G01N	33/15		G01N	33/15	Z

#### 審査請求 未請求 請求項の数5 〇L (全4 買)

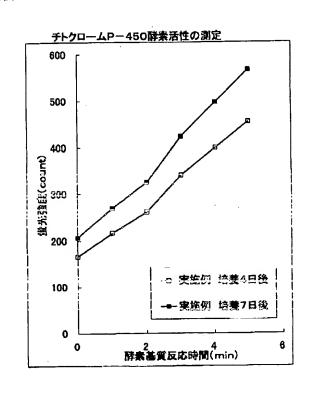
		香堂胡水	未助水 町水坝の数5 UL (主 4 頁)
(21)出願番号	特顧平9-215246	(71)出願人	000002141 住友ベークライト株式会社
(22)出顧日	平成9年(1997)8月8日	(72)発明者	東京都品川区東品川2丁目5番8号
(31)優先権主張番号 (32)優先日	特顧平8-279082 平8 (1996)10月22日		秋田市土崎港相染町字中島下27-4 秋田 住友ペーク株式会社内
(33)優先權主張国	日本 (JP)	(72)発明者	粟田 僚一 東京都品川区東品川2丁目5番8号 住友 ペークライト株式会社内
			・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・

### (54) 【発明の名称】 肝細胞培養方法及び薬物代謝能測定方法

## (57)【要約】

【課題】 肝細胞を生体内と類似の環境に保った後、培養液にフェノバルピタール誘導型チトクロームP-450の発現誘導作用を有する化合物を投与することにより、フェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の酵素活性の発現を誘導し、さらにフェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の酵素活性が発現されている培養細胞を用いて、薬物代謝能を測定する方法を提供することである。

【辞次手段】 テロペプチドが取り除かれたもしくは還元前で処理された1型コラーゲンを主成分とするケルを培養床として用い、かつ0.5~3体積%のDMSOとフェノバルピタール誘導型のチトクロームP-450の発現誘導作用を有する化合物を含有した培養液を用いる肝細胞母収力法。



### 【特許請求の範囲】

【請求項1】 テロペプチドが取り除かれたもしくは還元剤で処理されたI型コラーゲンを主成分とするゲルを培養床として用い、かつ0.5~3体積%のDMSOとフェノバルピタール誘導型のチトクロームP-450の発現誘導作用を有する化合物を含有した培養液を用いることを特徴とする肝細胞培養方法。

【請求項2】 培養液に血清を含まず、亜センン酸ナト リウムを $10^{-8}\sim10^{-6}$ M含有する請求項1記載の肝細 胞培養方法。

【請求項3】 フェノバルビタール誘導型のチトクロームP-450の発現誘導作用を有する化合物がフェノバルビタールもしくはフェノバルビタール塩であり、培養液中に0.5~3mM合有する請求項1記載の肝細胞培養方法。

【請求項4】 培養される肝細胞が初代培養肝細胞である請求項1、2又は3記載の肝細胞培養方法。

【請求項5】請求項1、2、3又は4記載の肝細胞培養 方法を用いた薬物代謝能測定方法。

#### 【発明の詳細な説明】

【発明の屆する技術分野】本発明は、生体外で肝細胞の 培養において、フェノバルビタール誘導型のチトクロー ムP-450の維持が可能となる培養方法及び薬物代謝 能測定方法に関するものである。

【従来の技術】従来、新規の化学物質や医薬品の安全性 毒性試験は動物の個体を使って行われてきており、薬物 の動態と代謝や生体内の物質の合成について検討が行わ れている。特に肝細胞の物質の吸収、代謝、排泄への関 与が重要とされている。しかし、動物を用いた実験で は、検査結果の定量化や因果関係の判定が困難である等 の欠点を有し、一種類の物質に多数の動物個体を必要と する。そのため、血清に含まれる不明成分がないシンプ ルにモデル化されていて、使用する実験動物の数を削減 した細胞培養による実験が試みられている。肝細胞を生 体外に取り出して培養実験を行うことに関しては、3次 元的な肝細胞の凝集塊を形成させて、肝細胞の形態を生 体内と類似の環境を保つ方法が考えられている。当該分 野において重要課題とされていることは、培養した肝細 胞の機能が生体内における肝細胞の機能と同様に維持さ れることである。この課題を解決するために初代培養肝 細胞を用いた3次元培養方法が行われており、細胞間基 質を標成するタンパク質や生体適合性を有する品分子化 合物を培養容器表面にコートしたり或いはゲルを構築し て培養床を形成し、これに肝細胞を接触させて疑衆境を 形成する培養法が開発さればじめている。例えば、スフ 上口子下增美法(日本助物史歐代特法学会第5回大会更 旨集p30~33('91))や、マトリゲル格袋店 (日本動物実験代替法学会第5回大会要旨集p38~4 1 ('91)) を利用した方法がある。しかしながら、

スフェロイド培養方法の場合、2~3週間以上の長期培

登によるスフェロイド中心部の細胞展死や、内部細胞への物質の浸透性に問題がある。マトリゲル培養法では、マトリゲルの構成物が完全に辞明されておらず、添加した被検物質の単独の効果なのか明確でない場合がある。またこれらの培養法では、重要な肝細胞特異機能の指標となる物質の合成や代謝の検囲ができないなど、生体内の肝細胞の状態の再現には十分には至ってい。特にフェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の辞表活性に関する機能の発現が不明成分を含まない培養系で維持された報告はない。

【発明が解決しようとする課題】そこで本発明では、以上のような従来技術の問題点を解決するために、以前に提案した動物細胞培養方法、すなわち、テロベプチドを取り除いた1型コラーゲンのゲルを培養床とし、特定の物質を添加した培養液とした培養法(特開平3-4780号公報)や還元処理された型コラーゲンのゲルを培養床とした培養法(特開平6-292565号公報)を用い、肝細胞を生体内と類似の環境に保った後、培養にフェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の発現誘導作用を有する化合物を投与することにより、フェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の酵素活性の発現を誘導し、さらにフェノバルビタール誘導型チトクロームP-450の酵素活性が発現されている培養細胞を用いて、薬物代謝能を測定する方法を提供することである。

【課題を解決するための手段】本発明は、テロペプチド

を取り除いたもしくは遠元前で処理された」至コラーゲ ンをゲル化してなるコラーゲンゲルを培養床とし、培養 液にDMSOとフェノバルビタール誘導型チトクローム P-450の発現誘導作用を有する化合物が添加されて いることを特徴とする肝細胞培養方法であり、さらには 本発明の培養方法を用いた薬物代謝能測定方法である。 【発明の実施に形態】以下、本発明を詳細に説明する。 本発明に使用される培養床の主成分の原料であるI型コ ラーゲンは動物種、由来組織に限定されることはなく、 適宜のものを使用できる。テロペプチドを取り除く方法 としては、生体由来の酵素であるペプシンを使用する方 法がある。また還元剤については水素化ホウ素ナトリウ ム等の水溶液が利用可能なものであって、エステルやア ミドの辺元は起こさず、アルデヒド荘の還元を起こすも のはすべて使用可能であり、遺食のものを使用できる。 **福度保はテッペプチドを取り合いた。東ルビルと、利で契約** されたI型コラーゲンを主成分とし、当該コラーゲンを 単純使用するものもしくは適宜の基質材料を共存せしめ たものの いっぱいておっても使用可能であり、その主意分 であるコフーグンをグル化させて、コラーグングルの状 値で培養床として使用する。 ゲル形成の方法は、テロペ プチドを取り除いた或いは還元剤で処理されたI型コラ ーゲンを主成分とする所望濃度のコラーゲン溶液を調製 し、当該溶液を緩衝液などを用いて中性にし、20℃以

上、望ましくは37℃で静置すると数時間でゲル化す る。培養液は、一般の動物細胞培養で広く用いられてい る培養液で好適なものを選択し、当該溶液にDMSOを 0.5~3体積%、及びフェノバルピタール誘導型のチ トクローム P-450の発現誘導作用を有する化合物を 適宜の濃度で添加したものを使用できる。まず本発明に 使用される培養床と一般の動物細胞培養で広く用いられ ている培養液で好適なものにDMSOを0.5~3体積 %添加した培養液を使用して、肝細胞を培養し凝集塊を 形成させる。肝細胞の凝集塊の形成方法は、肝細胞を培 養基材の上に擂くだけでよく、擂種後、数時間~1日で 肝細胞は培養基材の上面に接着し、2~3日後に凝集塊 を形成する。肝細胞については、初代培養肝細胞、株化 肝細胞に適用可能であり肝由来の細胞であればその種類 は特に限定されるものではないが、初代培養肝細胞を用 いたほうが好適である。肝細胞の凝集塊を形成した後、 培養液を本発明に使用される培養液に切替て培養を続行 する。以上の培養法によって、培養肝細胞において、フ ェノバルビタール誘導型チトクロームP-450が発現 し合成され、薬物代謝酵素の活性の維持が可能となる。 さらに本発明による培養方法で培養されている肝細胞 に、被検物質を投与して肝細胞の機能を評価することに よって安全性毒性試験評価に利用することが可能であ

【実施例】以下、実施例により本発明についてさらに具 体的に説明する。0~4℃の条件下で0.3重量%のペ プシン処理された1型コラーデン酸性溶成と10倍級皮 のリン酸塩緩衝液と再構成用緩衝液 (2. 2%NaHC 03、4.77%HEPES、NaOHO.05N)を 8:1:1の割合で混合し、培養容器の培養面に1~3 mmの厚さになるように分注した後、37℃のインキュ ベータに静置し加温することで、コラーゲンゲルの培養 床を作成した。L15培地にインシュリン1 G<sup>7</sup>M、デ キサメサゾン $10^{-7}$ M、EGF10ng/ml、プロリ ン30μg/ml、DMSO2%、亜セレン酸ナトリウ  $\Delta 10^{-7}$ Mを添加したものを調製し、 $0.22 \mu$ mのフ ィルターにより濾過滅菌を行ったものを前培養用培養液 として使用した。また、前培養を開始して2日後以降 は、フェノバルビタール誘導型チトクロームP-450 を誘導するために使用する培養液に、前述の培養液に誘 **穏する化合物としてフェノバルビタールナトリウムを1** mMisi畑したものを使用した。まず初代肝離胞を6週合 オスのウィスターラットの肝臓よりコラゲナーセ灌流法 にて採取し、前述のコラーゲンゲルの培養床に5×10 5四/cm2の漁鹿で揺在し、27℃、5%炭酸ガスイ ンキュー・プロで前指義を行い、肝細胞の凝集規を形成 した。細胞を播種して2日後に、培養液を前培養用培養 液からフェノバルビタールナトリウムを添加した培養液 に切り替え、培養を継続した。陰性対照として培地を切 り替えない場合の培養も継続した。なお培養液の交換 は、細胞を播種後毎日実施した。細胞を播種してから4 日または7日後に、コラゲナーセ溶液を用いて培養床の コラーゲンゲルを溶解し、肝細胞を回収した。培養した 細胞のフェノバルビタール誘導型P 450の農素活性 を測定するために、細胞に0.1M KH2PO4を加 え超音波ホモゲナイザーで細胞を破砕し、遠心分離を2 回行いミクロソームを回収した。0.1M-PBS

(-) によるミクロソームの分散液にペントキシレゾル フィン、NADPHを加え、励起波長530nm、測定 波長585nmの蛍光を経時的に測定し、生成されるヒ ドロキシレゾルフィンの量を計測した。比較例1とし て、ペプシン処理されたI型コラーゲンを培養器にコー トされた培養床を用い、実施例と同様の培養実験を実施 した。比較例2として、実施例の前培養用培養液、フェ ノバルビタールナトリウムを添加した培養液よりDMS Oを除いた培養液をそれぞれ作成し、実施例と同様の培 養実験を実施した。結果を図1~3に示す。実施例で は、肝細胞は凝集塊を形成し、ヒドロキシレゾルフィン の生成が確認された。これより、フェノバルビタール誘 導型P450の酵素活性によりペントキシレゾルフィン が代謝されることが認められた。一方、陰性対照である フェノバルビタールナトリウムを含まない培養液では、 肝神虚は異葉焼を形成したが、ヒドニキシレブルフィン の生成は認められなかった。比較例1、2では肝細胞は 凝集塊を形成せず伸展してしまい、ヒドロキシレゾルフ ィンの生成も認められなかった。したがって、フェノバ ルビタール誘導型P450の酵素活性の発現も認められ なかった。

【発明の効果】本発明の培養方法により、培養肝細胞においてフェノバルビタール誘導型チトクロームP-45 0が発現し合成され、薬物代謝酵素の活性の維持が可能となる。さらに本発明による培養方法で培養されている肝細胞に、被検物質を投与して肝細胞の機能を評価することによって安全性毒性試験評価に利用することが可能である。

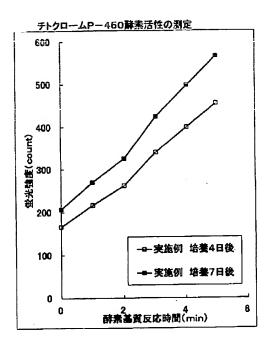
#### 【図面の簡単な説明】

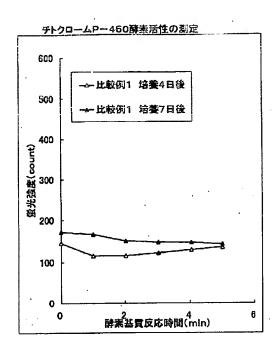
【図1】実施例で生成されたヒドロキシレゾルフィンに よる蛍光短度の経時変化を示す。

【図2】比較例1で生成されたヒドロキシレゾルフィンによる蛍光強度の経時変化を示す。

【図3】比較例2で生成されたヒドロキシレゾルフィン ・による蛍光強度の経時変化を至す。

【図1】





【図2】

【図3】

